

Système d'identification STREPTOCOQUES

Notice d'utilisation

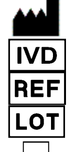


i2a ■ Parc Eurêka ■ 401 avenue du Walhalla ■ CS83406
34060 MONTPELLIER Cedex ■ France
Tél : +33 (0)4 67 50 48 00 ■ Fax : +33 (0)4 67 17 09 06
e-mail : i2a@i2a.info ■ **www.i2a.info**

Usage prévu

TAXiden® STREP est un système d'identification des Streptocoques et Entérocoques usuels (coques Gram+ en paires ou chaînes).

Définition des pictogrammes utilisés



« Fabricant »
« Dispositif Médical de Diagnostic In Vitro »
« Référence du catalogue »
« Code du lot »
« Utiliser jusque »
« Limites de température »
« consulter le manuel d'utilisation »

Présentation du produit



010004 **TAXiden STREP - streptococci -** Coffret de 20 galeries Streptocoques et Enterocoques, une galerie contenant 12 substrats destinés à l'identification du genre Streptococcus et Enterococcus

Mode Opératoire simplifié

CONFIRMATION	• Réaliser une coloration de Gram (coques Gram+ par paires ou en chaines) • Réaliser une catalase (catalase négative) • noter le type d'hémolyse (α ou β hémolyse) sur gélose au sang • Enregistrer le type d'hémolyse sur le support fourni
INOCULUM	Préparer une suspension à 2.0 MacFarland dans le bouillon fourni
INOCULATION	Ajouter 3-4 gouttes (100µl) de l'inoculum de la suspension ainsi obtenue, dans chaque puits de la galerie. Ajouter 3 gouttes de la solution d'hippurate dans le tube fourni et inoculer à l'oese. Fermer le tube avec le bouchon fourni et incuber.
PELLICULE D'HUILE	Puits 12 – Arginine
TEMPS D'INCUBATION	18 - 24 heures
TEMPERATURE D'INCUBATION	35 - 37°C
REACTIFS ADDITIONNELS	Puits 8: VP - Ajouter 1 goutte de réactif VPI, suivie d'une goutte de réactif VPII. Lire après 15-30 minutes. Puits 11: PYR – Ajouter 1 goutte de réactif PYR Test à l'hippurate – Ajouter avec précaution 3 gouttes de réactif de Ninhydrine, ne pas mélanger. Incuber à température ambiante pendant 10-15 minutes avant lecture.
LECTURES FINALES	Lecture des plaques via logiciel TAXiden : 30 minutes après ajout des réactifs additionnels Lecture manuelle des plaques : respecter les temps de révélation préconisés pour chaque réactif.

***Note** Un cercle noir autour du puits indique la nécessité d'ajouter de l'huile minérale avant incubation.*
Un cercle vert autour du puits indique la nécessité d'ajouter des réactifs après incubation.

Principe du test

La galerie TAXiden STREP se compose de 15 tests biochimiques, dont 12 sont réalisées directement sur la galerie, un test hippurate (fournit dans le kit), et 2 sur la base d'observations (morphologie des colonies et hémolyses sur gélose au sang). Tous ces tests ont été sélectionnés sur la base d'une analyse informatique (1) la publication de bases de données pour l'identification du genre Streptococcus (2, 3, 4). Les substrats déshydratés dans chaque puits avec un bouillon (fourni dans le kit) ensemencé par l'organisme à identifier. Si le substrat est métabolisé par la bactérie un changement de couleur se produit durant l'incubation ou après l'addition de réactifs spécifiques (voir le tableau de référence de substrat). La permutation du métabolisme des substrats peut être interprétée à l'aide de TAXiden ID pour identifier l'organisme testé.

Autres conditions requises:

1. Logiciel d'identification TAXiden - Fournit une identification basée sur la probabilité, le % de probabilité et de la probabilité d'une analyse de la qualité de différenciation.
2. Eau physiologique stérile
3. Huile minérale
4. Réactifs VP I et VPII
5. Réactif de pyruvate (5)
6. Réactif de ninhydrine (6)
7. Pipettes stériles et oeses stériles
8. Réactifs pour coloration de Gram
9. Péroxyde d'hydrogène
10. Incubateur (35-37 ° C)
11. Bec Bunsen.

Pour garantir une bonne réponse colorimétrique, les réactifs additionnels (exigences b-g) doivent être achetés auprès de la société i2a

Mises en garde et précautions

Mesures de sécurité:

1. Les réactifs fournis dans ce kit doivent être utilisés pour le diagnostic in vitro uniquement
2. Les précautions doivent être prises lors de la manutention ou l'élimination des agents potentiellement pathogènes. Après utilisation, éliminer tous les éléments contaminés après autoclavage, incinération ou immersion dans un désinfectant approprié, par exemple hypochlorite de sodium à une concentration finale de 3% pendant 30 minutes. Les déchets liquides contenant de l'acide doivent être neutralisés avant traitement.
3. Des précautions doivent être prises lors de manipulation de réactifs contenant des matières corrosives ou irritantes. Se reporter aux étiquetages de flacons pour plus d'informations.

Précautions d'utilisation:

1. Le système d'identification TAXiden STREP doit être utilisé conformément aux instructions du kit.
2. Les galeries ne doivent pas être incubées dans un incubateur à CO2.
3. Une incubation incorrecte, un mauvais remplissage de puits, ou une insuffisance d'inoculum peuvent être à l'origine de résultats erronés.

Stockage et durée de vie :

Les galeries TAXiden STREP sont stables dans les sachets non ouverts et conservés à 2-8°C jusqu'à la date d'expiration indiquée sur l'étiquette. Après ouverture, les sachets peuvent être conservés jusqu'à 14 jours à 2-8°C à condition que le sachet soit scellé et contienne le dessicant.

Hippurate est stable à 2-8°C jusqu'à la date d'expiration sur l'étiquette.

Echantillons

Utilisation d'une culture bactérienne pure de 18 à 24 heures

PROCEDURE - inoculation et incubation :

1. Effectuer une coloration de Gram (cocci à Gram positif en paires ou chaînes), test catalase (catalase négative).
2. Notez Le type d'hémolyse produite sur la gélose au sang((ou ß hémolyse) et enregistrer les réactions observées sur le formulaire fourni ou sur logiciel TAXiden.
3. Préparer une suspension bactérienne dans le bouillon (fournit dans le kit). Cette suspension bactérienne doit être équivalente à 2 Mac Farland.
4. Préparation du test hippurate : Prendre un petit tube (fournit dans le kit) et mettre 3 gouttes de réactifs d'hippurate. A l'aide d'une oese stérile, émulsionner une suspension bactérienne dans le tube. Incuber pendant 18 à 24 heures à 35-37°C.

5. Décoller la bande adhésive sans la retirer complètement. Ne pas jeter la bande adhésive car son utilisation est indispensable pour l'incubation.
6. Ensemencement : utilisation d'une pipette stérile, ajouter 3 - 4 gouttes (environ 100µl) de la suspension bactérienne de chaque puits de la galerie.
7. Vérification de la pureté : le transfert de 1 goutte de la suspension bactérienne sur un milieu non - sélectif (gélose au sang recommandé). Incubation en aérobiose à 35 - 37 ° C pendant 18 - 24 heures.
8. Après inoculation, recouvrir de 3 à 4 gouttes d'huile de paraffine, les puits entourés d'un halo noir..
9. Remettre l'adhésif sur la galerie avant incubation à 35-37°C. Veiller au bon fonctionnement de l'adhésif sur la galerie (étanchéité et perforation des trous). Lecture des galeries après 18 à 24 heures d'incubation.

PROCEDURE - la lecture et l'ajout de réactifs :

1. Retirer et jeter le ruban adhésif et enregistrer toutes les réactions positives à l'aide de la plaquette de couleur graphique. Consigner les résultats sur formulaires fournis. Dans le cas de lecture avec logiciel TAXiden, il n'est pas nécessaire de consigner les résultats sur le formulaire, le logiciel fera la lecture automatique des résultats.
2. Ajout des réactifs dans la galerie:
   a) Dans la cupule 8, ajouter 1 goutte de VP I + 1 goutte de VPII et lire après 15 - 30 minutes. Le développement d'une coloration rose pâle à rouge foncé indique que la réaction est positive.
   b) Ajouter 1 goutte de réactif PYR dans la cupule 11 et lire après 5 - 10 minutes. La formation d'une couleur de rose pâle à une couleur rouge indique un résultat positif.
   c) Ajoutez 3 gouttes de réactif à la ninhydrine dans le test d'Hippurate. Ne pas mélanger les réactifs dans le test, le réactif doit se trouver en surface de l'inoculum. Incuber à température ambiante pendant 10 - 15 minutes et lire. Le développement d'une couleur mauve dans la couche supérieure indique une réaction positive à l'Hippurate. Une couleur claire en haut niveau réactif indique une réaction négative.
3. Notez ces résultats supplémentaires sur les formulaires fournis ou lire les résultats avec le logiciel TAXiden

IDENTIFICATION

Sur le formulaire de résultats TAXiden STREP ou sur le logiciel TAXiden, les substrats ont été organisées en triplettes (3 séries de réactions). A chaque substrat est attribuée une valeur numérique (1, 2 ou 4). La somme des réactions positives pour chaque triplette constitue l'un des chiffres du code octal utilisé pour déterminer l'identification de l'espèce. Ce code est entré dans le système d'identification TAXiden, qui génère un rapport de 3 organismes les plus probables identifiés dans la base de données.

Exemple de formulaire de résultats:





N° de demande – *Lab No*: …………………………

Origine du Prélèvement –*Specimen type*: …...……………………………………

Date : ………………………..………………………………………………..

				STREP											
N°de puits - *Well No*				1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
Reaction	HIP	AHE	BHE	MEL	SOR	INU	LAC	ARA	RIB	ESC	VP	PHS	βGA	PYR	ARG
Résultat-*Result*															
Cotation	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1
Σ reactions +															

Code obtenu-*Profile No* :…………………………..…. Identification:…………………………………………………

Important:

Le test TAXiden STREP + tests complémentaires vont générer un code à 5 chiffres Octal.

Limites d'utilisation

1. Les résultats doivent être interprétés par un clinicien en toute connaissance des informations cliniques et contraintes de laboratoire.
2. Les galeries d'identification TAXiden STREP sont destinées à l'identification des germes inclus dans la base de données. Elles ne doivent pas être utilisées pour identifier d'autres bactéries.
3. Ne tester que des colonies uniques et pures, dans la mesure où des colonies mélangées peuvent donner des résultats erronés.
4. Les réactions obtenues à l'aide du logiciel TAXiden peuvent différer des données obtenues lors de l'utilisation de produits différents de ceux préconisés par le fabricant.
5. Certaines souches bactériennes peuvent donner des réactions biochimiques atypiques et rendre l'identification difficile.
6. Les résultats générés par le logiciel d'identification doivent être interprétés par du personnel qualifié.
7. Lors de l'identification définitive de la bactérie, la source de l'isolat, la coloration de Gram, la morphologie des bactéries, les tests doivent être pris en compte pour le rendu du résultat final.
8. Le type d'hémolyse (α ou ß-hémolyse) doit être testé et renseigné sur tous les isolats avant inoculation des galeries TAXiden. Un code à 5 chiffres Octal est nécessaire pour interpréter les résultats en utilisant le logiciel d'identification TAXiden.
9. S. pneumoniae et quelques autres espèces (-hémolytiques (S. mitis et S. sanguinis) ne sont pas toujours clairement différenciées. Il est recommandé de pratiquer un test de sensibilité à l'Optochine et / ou un test à la Bile pour différencier ces espèces:

    1. Sensibilité à l'optochine
        - Culture sur gélose de sang
        - Inoculation de la boite.
        - Placez un disque d'optochine sur la gélose inoculée.
        - Incuber à 35 - 37 º C sous atmosphère à CO2 pendant 18 à 24 heures.
        - Lecture de la présence ou absence de pousse autour du disque :
        - Sensibilité pour le S. pneumoniae
        - Résistant pour S mitis ou S sanguinis

    2. Lyse par la bile
        - Sur un milieu gélose au sang, repérer une seule colonie bien isolée.
        - Déposer une goutte de solution desoxycholate sur une colonie que l'on repèrera avec précision.
        - Incuber la gélose durant 30 mn à 37°C (sans renverser la gélose)
        - Examiner les colonies
        - Résultats :

          La colonie testée a disparu : elle a été lysée par le desoxycholate (bile) conclure streptococcus pneumoniae.
          La colonie reste inchangée : elle n'a pas été lysée par le desoxycholate conclure autre streptococcus.

10. Certaines espèces appartenant au même groupe peuvent être mal séparés, par exemple S. intermedius et S.anginosus appartiennent au groupe anginosus. Le logiciel TAXiden indique que les deux espèces appartiennent au même groupe.

Contrôles Qualité

Le système d'identification TAXiden doit être contrôlé en utilisant des souches de contrôle appropriées. Les cultures suivantes sont recommandées pour le laboratoire.

	HIP	AHE	BHE	MEL	SOR	INU	LAC	ARA	RIB	ESC	VP	PHS	BGA	PYR	ARG
S. salivarius ATCC 13419	-	+	-	-	-	+	+	-	-	+	+	-	-	-	-
S. mutans NCTC 10449 / ATCC 25175	-	+	-	+	+	+	+	-	-	+	+	-	+	-	-
S. mitis biovar 1 ATCC 6249	-	+	-	+	-	-	+	-	-	-	-	+	+	-	-
E. gallinarum ATCC 49573	+	-	-	+	-	+	+	+	+	+	+	-	+	+	+

Base de données

Le système d'identification TAXiden STREP est fondé sur des méthodes de tests biochimiques. Les données fournies pour l'interprétation des profils de réaction est basée sur de sources de la littérature reconnues(2,3,4,5).

Détermination des performances

La galerie TAXiden STREP a été évaluée en comparaison avec un concurrent pour l'identification de culture bactérienne disponibles dans le commerce et dont la qualité fait référence.
70 souches caractérisées comme streptocoques ont été testées. TAXiden® STREP a correctement identifié 65 souches soit (93%). Le produit concurrent a identifié 53 souches soit (76%) des isolats testés.

	Nombre de souches testées	TAXiden® STREP	Concurrent
E. avium	1	1	1
E. durans	2	2	1
E. faecalis	10	10	10
E. faecium	5	5	5
E. gallinarum	1	1	0
E. hirae	1	1	0
G. haemolysans	1	1	1
S. acidominimus	1	1	0
S. agalactiae	5	5	5
S. anginosus	3	3	2
S. bovis	1	1	1
S. constellatus	3	2	3
S. dysgalactiae ssp. equi	1	1	1
S. equi subsp. equi	2	2	2
S. equi subsp.zooepidemicus	1	1	1
S. gordonii	1	1	0
S. intermedius	1	1	0
S. mitis	9	9	5
S. mutans	4	3	4
S. parasanguinis	1	1	0
S. pneumoniae	5	4	2
S. pyogenes	3	3	3
S. salivarius	4	4	3
S. sanguinis	2	0	2
S. uberis	1	1	1
S. vestibularis	1	1	0
TOTAL	70	65	53

Reproductibilité

Intra-lot: Un groupe de cultures bactériennes a été testée en utilisant un lot de TAXiden STREP, à trois reprises en utilisant un opérateur différent à chaque occasion. Les résultats des tests obtenus par les trois opérateurs sont corrélés et donne un total de reproductibilité intra-lot de 99%.

Inter-lots: Trois lots de TAXiden STREP ont été testés en utilisant un panel de cinq cultures bactériennes. Cela a donné une reproductibilité inter-lots de plus de 99%.

Table de référence des Substrats

Puits	Réaction	Description	Positif	Négatif
1	Melibiose	Fermentation des sucres - L'acidité produite par la fermentation des glucides se traduit par le virage du rouge de phénol du rouge au jaune.	Jaune/ Orange	Rouge
2	Sorbitol			
3	Inuline			
4	Lactose			
5	Arabitol			
6	Ribose			
7	Esculine	L'hydrolyse de l'esculine engendre la formation de glucose et esculétine. L'esculétine produite réagit avec les ions de fer III pour former un précipité noir dans le milieu.	Noir	Marron clair
8	Voges Proskauer (VP)	La production d'acétoïne est détecté par la formation d'un complexe rose/rouge après addition d'alpha naphtol et créatinine en présence de KOH.	Rose pâle/ Rouge	Incolore
9	Phosphatase alcaline	L'hydrolyse de p-nitrophényl phosphate par la phosphatase alcaline engendre la production de p-nitrophénol de couleur jaune.	Jaune	Incolore
10	ß-Galactosidase	L'hydrolyse du p-nitrophenyl-ß-D-galactopyranoside par la galactosidase engendre la production d'un composé jaune qui est l'ortho-nitrophenol.	Jaune	Incolore
11	PYR	L'hydrolyse de la L-pyrrolidonyl-(-naphthylamide par l'enzyme pyrrolidonyl arylamidase engendre la formation d'une couleur rouge.	Rose pâle/ Rouge	Incolore
12	Arginine	L'arginine dihydrolase converti par l'arginine en ornithine, ammoniac et CO2. Cette convertion se traduit par une augmentation du ph et un changement de couleur du bleu de bromothymol qui passe du jaune au bleu	Vert/ Bleu	Jaune
13	Hippurate	L'hippurate est hydrolysé en glycine qui est détecté à l'aide du réactifs ninhydrine	Pourpre	Incolore
14	α-hémolyse	Enregistrement visuel d'hémolyse sur gélose au sang	(1)	
15	β-hémolyse	Enregistrement visuel d'hémolyse sur gélose au sang	(2)	

(1) **α-hémolyse** Se présente comme une zone d'hémolyse partielle des globules rouges du sang sur milieu gélosé. Cela se caractérise par le développement d'une décoloration verte du milieu entourant les colonies.

(2) **β-hémolyse** Se présente comme une zone d'hémolyse complète des globules rouges du sang sur milieu gélosé. Cela se caractérise par le développement d'une zone claire du milieu entourant les colonies

Espèces identifiées avec la galerie TAXiden STREP

Enterococcus avium

Enterococcus casseliflavis

Enterococcus cecorum

Enterococcus dispar

Enterococcus durans

Enterococcus faecalis

Enterococcus faecium

Enterococcus gallinarum

Enterococcus hirae

Enterococcus. mundtii

Enterococcus. raffinosus

Gamella haemolysans

Streptococcus acidominimus

Streptococcus agalactiae
Streptococcus anginosus/ intermedius

Streptococcus bovis

Streptococcus canis

Streptococcus constellatus
Streptococcus dysgalactiae ssp. dysgalactiae
Streptococcus dysgalactiae ssp. equisimilis
Streptococcus equi subsp. equi
Streptococcus equi subsp.zooepidemicus

Streptococcus equinus
Streptococcus gordonii biovar 1

Streptococcus gordonii biovar 2

Streptococcus gordonii biovar 3

Streptococcus iniae
Streptococcus intermedius/ anginosus

Streptococcus mitis biovar 1

Streptococcus mitis biovar 2

Streptococcus mutans

Streptococcus oralis
Streptococcus parasanguinis

Streptococcus pneumoniae

Streptococcus porcinus

Streptococcus pyogenes

Streptococcus salivarius
Streptococcus sanguinis biov 1
Streptococcus sanguinis biov 2
Streptococcus sanguinis biov 3
Streptococcus sanguinis biov 4

Streptococcus suis

Streptococcus uberis

Streptococcus vestibularis

Tableau des données pour streptocoques

	HIP	AHE	BHE	MEL	SOR	INU	LAC	ARA	RIB	ESC	VP	PHS	BGA	PYR	ARG
Enterococcus avium	45	90	1	30	99.9	0.1	99.9	85	99	99.9	60	0.1	85	92	0.1
Enterococcus casseliflavis	0.1	50	0.1	99.9	13	90	99.9	99	99	99	95	0.1	99	99	58
Enterococcus cecorum	0.1	90	5	99.9	0.1	99.9	99.9	0.1	99	99.9	99.9	99.9	75	24	0.1
Enterococcus dispar	60	22	0.1	99.9	0.1	0.1	99.9	0.1	99	99.9	99.9	0.1	99.9	99.9	99.9
Enterococcus durans	45	64	20	20	0.1	0.1	95	5	99	99.9	97	0.1	82	99.9	99.9
Enterococcus faecalis	90	12	24	0.1	95	0.1	95	0.1	99	99.9	99.9	5	24	99.9	99.9
Enterococcus faecium	80	60	0.1	95	8	2	98	95	99	99.9	92	0.1	50	99.9	90
Enterococcus gallinarum	91	50	0.1	99.9	20	82	99.9	99	99	99.9	96	0.1	55	96	70
Enterococcus hirae	70	0.1	0.1	98	0.1	0.1	99.9	0.1	99	99.9	90	0.1	80	99.9	92
Enterococcus. mundtii	0.1	0.1	0.1	99.9	80	15	99.9	99	99	99.9	99.9	0.1	99.9	99.9	91
Enterococcus. raffinosus	35	25	0.1	99.9	99.9	0.1	99.9	99	99	99.9	65	0.1	0.1	99	0.1
Gamella haemolysans	0.1	0.1	1	0.1	5	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1	50	60	0.1	81	0.1
Streptococcus acidominimus	80	40	0.1	0.1	0.1	0.1	99.9	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1	99.9	8	40
Streptococcus agalactiae	99	0.1	98	20	7	0.1	70	0.1	99	0.1	75	99.9	5	0.1	99.9
Streptococcus anginosus/ intermedius	0.1	40	0.1	12	0.1	0.1	85	0.1	0.1	99.9	80	90	30	0.1	99.9
Streptococcus bovis	0.1	32	0.1	99.9	10	50	99.9	30	99	90	85	0.1	16	0.1	0.1
Streptococcus canis	0.1	0.1	99.9	0.1	0.1	0.1	97	0.1	99	99	0.1	99	90	0.1	99
Streptococcus constellatus	0.1	0.1	80	18	0.1	0.1	52	0.1	0.1	99.9	99.9	99	70	0.1	99
Streptococcus dysgalactiae ssp. dysgalactiae	0.1	60	2	0.1	70	0.1	80	0.1	99	0.1	0.1	99	0.1	0.1	99
Streptococcus dysgalactiae ssp. equisimilis	15	0.1	95	0.1	0.1	0.1	99.9	0.1	98	0.1	0.1	99	99	0.1	99
Streptococcus equi subsp. equi	0.1	0.1	99	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1	88	0.1	99	0.1	0.1	99
Streptococcus equi subsp.zooepidemicus	0.1	0.1	97	0.1	99	0.1	99.9	0.1	99	80	0.1	99	20	0.1	99
Streptococcus equinus	0.1	58	0.1	10	0.1	15	5	0.1	50	99.9	28	0.1	0.1	0.1	0.1
Streptococcus gordonii biovar 1	0.1	99	0.1	99.9	0.1	99.9	99.9	0.1	0.1	99.9	0.1	99.9	99.9	0.1	99.9
Streptococcus gordonii biovar 2	0.1	99	0.1	0.1	0.1	75	99.9	0.1	0.1	99.9	0.1	99.9	65	0.1	99.9
Streptococcus gordonii biovar 3	0.1	99	0.1	0.1	0.1	99.9	99.9	0.1	0.1	99.9	0.1	99.9	45	0.1	99.9
Streptococcus iniae	0.1	0.1	99.9	5	0.1	0.1	5	0.1	99	93	0.1	98	26	99	50
Streptococcus intermedius/ anginosus	0.1	50	45	9	0.1	0.1	96	0.1	6	99.9	99.9	99.9	99.9	0.1	99.9
Streptococcus mitis biovar 1	0.1	89	0.1	42	0.1	0.1	99.9	0.1	5	0.1	0.1	35	60	0.1	2
Streptococcus mitis biovar 2	0.1	85	0.1	99.9	38	0.1	99.9	0.1	7	0.1	0.1	60	80	0.1	85
Streptococcus mutans	0.1	40	1	99.9	99.9	99.9	99.9	0.1	50	99.9	90	0.1	35	0.1	0.1
Streptococcus oralis	0.1	99	0.1	99.9	0.1	0.1	99.9	10	90	0.1	0.1	85	96	0.1	0.1
Streptococcus parasanguinis	0.1	99	0.1	45	0.1	0.1	99.9	0.1	0.1	42	0.1	65	45	0.1	85
Streptococcus pneumoniae	0.1	90	0.1	5	0.1	60	99.9	0.1	0.1	37	0.1	0.1	98	25	24
Streptococcus porcinus	27	0.1	95	0.1	90	0.1	10	0.1	99	99	95	98	1	5	90
Streptococcus pyogenes	0.1	0.1	99.9	0.1	0.1	0.1	99.9	0.1	0.1	20	0.1	99.9	0.1	99.9	99.9
Streptococcus salivarius	0.1	40	0.1	20	0.1	55	45	0.1	35	99.9	55	35	57	0.1	0.1
Streptococcus sanguinis biov 1	0.1	95	0.1	0.1	5	80	99.9	0.1	0.1	99	0.1	0.1	99.9	0.1	98
Streptococcus sanguinis biov 2	0.1	95	0.1	0.1	1	73	99.9	0.1	0.1	98	0.1	0.1	50	0.1	98
Streptococcus sanguinis biov 3	0.1	96	0.1	0.1	25	78	99.9	0.1	0.1	99	0.1	0.1	38	0.1	98
Streptococcus sanguinis biov 4	0.1	95	0.1	0.1	1	64	99.9	0.1	0.1	92	0.1	0.1	99.9	0.1	98
Streptococcus suis	0.1	99	1	50	0.1	99.9	99	0.1	0.1	99	0.1	5	50	40	99
Streptococcus uberis	99	50	0.1	46	99.9	75	50	0.1	98	99.9	95	40	40	40	50
Streptococcus vestibularis	0.1	95	0.1	0.1	0.1	0.1	99.9	0.1	0.1	80	80	0.1	99.9	0.1	82

Le nombre indique le pourcentage de souches positives.



Notice d'utilisation

TAXiden® STREP



Réf : FP-0009
Validé : 30/10/13

ABAQUE DES COULEURS

Puits	1 to 6	7	8	9 to 10	11	12	
Réaction	Carbohydrate Fermentation	Esculine	Voges Proskauer	PHS, βGA	PYR	Arginine	Hippurate
-							
+							

ATTENTION – ne pas exposer à un éclairage naturel direct: la lumière provoque une modification des couleurs et une altération du papier. Les couleurs de ce référentiel pourraient être faussées.

Ces couleurs constituent un guide de classification des couleurs obtenues.

Légende : ○ Ajouter les réactifs adéquats avant lecture
○ Recouvrir d'une goutte d'huile

Saisie des Résultats – *Results Form*

EN-0130.doc, 27.02.09

TAXiden® STREP

N° de demande – *Lab No*: ....

Origine du Prélèvement –*Specimen type*: ....

Date : ....

				STREP											
N° de puits - *Well No*				1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
Reaction	HIP	AHE	BHE	MEL	SOR	INU	LAC	ARA	RIB	ESC	VP	PHS	βGA	PYR	ARG
Résultat- *Result*															
Cotation	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1
Σ reactions +															

Code obtenu-*Profile No* :.................................... Identification:..

Saisie des Résultats – *Results Form*

EN-0130.doc, 27.02.09

TAXiden® STREP

N° de demande – *Lab No*:

……………………………

Origine du Prélèvement –*Specimen type*: …...…………………………………

Date : …………………………...………………………………………………..

				STREP											
N° de puits - *Well No*				1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
Reaction	HIP	AHE	BHE	MEL	SOR	INU	LAC	ARA	RIB	ESC	VP	PHS	βGA	PYR	ARG
Résultat-*Result*															
Cotation	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1
Σ reactions +															

Code obtenu-*Profile No* :……………………………..… Identification:…………………………………………………

Saisie des Résultats – *Results Form*

EN-0130.doc, 27.02.09

TAXiden® STREP

N° de demande – *Lab No*:

……………………………

Origine du Prélèvement –*Specimen type*: …...…………………………………

Date : …………………………...………………………………………………..

				STREP											
N° de puits - *Well No*				1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
Reaction	HIP	AHE	BHE	MEL	SOR	INU	LAC	ARA	RIB	ESC	VP	PHS	βGA	PYR	ARG
Résultat-*Result*															
Cotation	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1
Σ reactions +															

Code obtenu-*Profile No* :……………………………..… Identification:…………………………………………………